

# DETECTION OF TARGET NUCLEIC ACID SEQUENCE AND REAGENT KIT THEREFOR

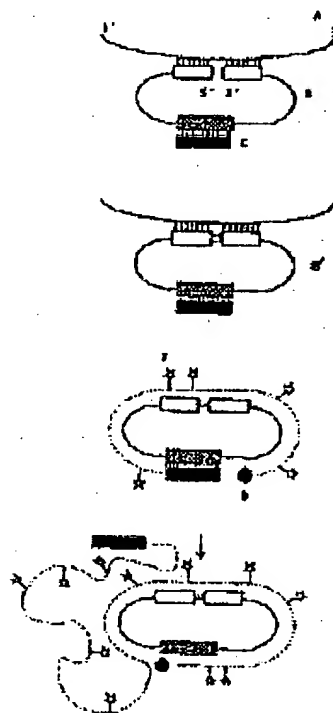
**Publication number:** JP4304900  
**Publication date:** 1992-10-28  
**Inventor:** AONO TOSHIYA; TAKARADA YUTAKA; SHIBATA HIDEJI  
**Applicant:** TOYO BOSEKI  
**Classification:**  
 - international: C12Q1/68; C12Q1/68; (IPC1-7): C12Q1/68  
 - European:  
**Application number:** JP19910093260 19910329  
**Priority number(s):** JP19910093260 19910329

Report a data error here

## Abstract of JP4304900

**PURPOSE:** To detect the target nucleic acid while suppressing non-specific reaction by preparing a probe cyclizing in the presence of the target nucleic acid, hybridizing the probe to the target nucleic acid in a specimen, using the cyclized material as a template and determining the amount of the single-stranded nucleic acid having a primer sequence complementary to the template.

**CONSTITUTION:** A straight-chain probe nucleotide B having a sequence designed to cause the cyclization as a result of the presence of the target nucleic acid sequence A in a specimen is hybridized to the target nucleic acid sequence A by using a primer nucleotide C having a sequence at least partly complementary to the straight-chain probe nucleotide B. The straight-chain probe nucleotide B is cyclized by this process. The produced cyclic probe nucleotide B' is used as a template and a single-stranded nucleic acid having a sequence consisting of repetition of sequences complementary to the template is produced by utilizing the primer nucleotide C. The target nucleic acid sequence A in the specimen can be detected by the produced single-stranded nucleic acid.



Data supplied from the esp@cenet database - Worldwide

BEST AVAILABLE COPY

(19) 日本国特許庁 (J P)

(12) 公開特許公報 (A)

(11) 特許出願公開番号

特開平4-304900

(43) 公開日 平成4年(1992)10月28日

(51) Int.Cl.<sup>5</sup>

C 1 2 Q 1/68

識別記号

Z N A A 8114-4B

庁内整理番号

F I

技術表示箇所

審査請求 未請求 請求項の数11(全 16 頁)

(21) 出願番号 特願平3-93260

(22) 出願日 平成3年(1991)3月29日

(71) 出願人 000003160

東洋紡績株式会社

大阪府大阪市北区堂島浜2丁目2番8号

(72) 発明者 青野 利哉

滋賀県大津市堅田二丁目1番1号 東洋紡

績株式会社総合研究所内

(72) 発明者 宝田 裕

滋賀県大津市堅田二丁目1番1号 東洋紡

績株式会社総合研究所内

(72) 発明者 柴田 秀司

滋賀県大津市堅田二丁目1番1号 東洋紡

績株式会社総合研究所内

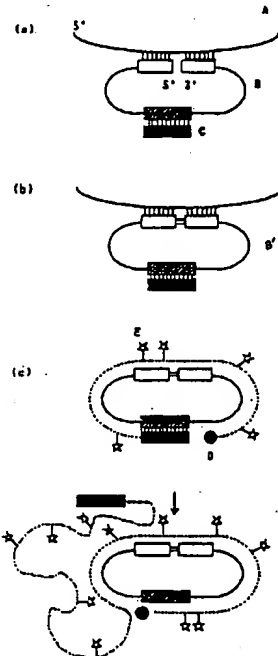
(54) 【発明の名称】 標的核酸配列の検出方法およびそのための試薬キット

(57) 【要約】

【目的】 標的とする核酸を簡便に検出する。

【構成】 検体試料中の標的核酸配列 (A) に、該配列 (A) の存在の結果として環状化するように設計された配列を有する直鎖状プローブヌクレオチド (B) をハイブリダイズさせ、該ヌクレオチド (B) を環状化した環状プローブヌクレオチド (B') を鋳型とし、上記ヌクレオチド (B) と部分的に相補的な配列を有するプライマーヌクレオチド (C) を利用し、鋳型と相補的な配列の繰り返した配列を有する一本鎖核酸を生成させ、その量を測定することにより標的核酸配列を検出する。

【効果】 非特異反応が抑制され、特定の配列のみを増幅することが可能である。



## 【特許請求の範囲】

【請求項1】 検体試料中の標的核酸配列(A)の存在の結果として環状化するように設計された配列を有する直鎖状プローブヌクレオチド(B)と、少なくともこの直鎖状プローブヌクレオチド(B)と部分的に相補的な配列を有するプライマーヌクレオチド(C)を用いて、標的核酸配列(A)に直鎖状プローブヌクレオチド(B)をハイブリダイズさせ、直鎖状プローブヌクレオチド(B)を環状化し、生成した環状プローブヌクレオチド(B')を鋳型として、プライマーヌクレオチド(C)を利用して、鋳型と相補的な配列の繰り返した配列を有する一本鎖核酸を生成させ、得られた一本鎖核酸を測定することにより、検体試料中の標的核酸配列(A)を検出することを特徴とする標的核酸配列の検出方法。

【請求項2】 検体試料中の標的核酸配列(A)の存在の結果として環状化するように設計された配列を有する直鎖状プローブヌクレオチド(B)と、少なくとも該直鎖状プローブヌクレオチド(B)と部分的に相補的な配列を有するプライマーヌクレオチド(C)を用いて、下記の操作(a)～(f)を行うことを特徴とする標的核酸配列の検出方法。

操作(a)：上記直鎖状プローブヌクレオチド(B)と標的核酸配列(A)とのハイブリッドを形成させる。

操作(b)：プライマーヌクレオチド(C)を操作(a)で生成したハイブリッドのプローブヌクレオチド(B)とアニールさせる。

操作(c)：操作(b)で生成したアニール物中の直鎖状プローブヌクレオチド(B)の5'末端と3'末端を連結させて、環状ヌクレオチド(B')とする。

操作(d)：標識されたモノヌクレオチドの存在下、操作(c)で生成した環状ヌクレオチド(B')を鋳型とし、ヘリカーゼ様活性を有する核酸ポリメラーゼおよびプライマーヌクレオチド(C)を利用して核酸配列を増幅させる。

操作(e)：必要により、操作(d)で生成した増幅核酸配列を用いて、操作(a)～(d)を少なくとも1回繰り返す。

操作(f)：操作(a)～(e)を経て、生成された核酸配列の標識量を測定することにより検体試料中の標的核酸配列を検出する。

【請求項3】 検体試料中の標的核酸配列(A)の存在の結果として環状化するように設計された配列を有する直鎖状プローブヌクレオチド(B)と、少なくとも該直鎖状プローブヌクレオチド(B)と部分的に相補的な配列を有するプライマーヌクレオチド(C)を用いて、下記の操作(a)～(f)を行うことを特徴とする標的核酸配列の検出方法。

操作(a)：上記直鎖状プローブヌクレオチド(B)とプライマーヌクレオチド(C)とのハイブリッドを形成させる。

操作(b)：検体試料中の標的核酸配列(A)を操作(a)で生成したハイブリッド中のプローブヌクレオチド(B)とアニールさせる。

操作(c)：操作(b)で生成したアニール物中の直鎖状プローブヌクレオチド(B)の5'末端と3'末端を連結させて、環状ヌクレオチド(B')とする。

操作(d)：標識されたモノヌクレオチドの存在下、操作(c)で生成した環状ヌクレオチド(B')を鋳型とし、ヘリカーゼ様活性を有する核酸ポリメラーゼおよびプライマーヌクレオチド(C)を利用して核酸配列を増幅させる。

操作(e)：必要により、操作(d)で生成した増幅核酸配列を用いて、操作(a)～(d)を少なくとも1回繰り返す。

操作(f)：操作(a)～(e)を経て、生成された核酸配列の標識量を測定することにより検体試料中の標的核酸配列を検出する。

【請求項4】 検体試料中の標的核酸配列(A)の存在の結果として環状化するように設計された配列を有する直鎖状プローブヌクレオチド(B)と、少なくともこの直鎖状プローブヌクレオチド(B)と部分的に相補的な配列を有するプライマーヌクレオチド(C)を用いて、下記の操作(a)～(e)を行うことを特徴とする標的核酸配列の検出方法。

操作(a)：上記直鎖状プローブヌクレオチド(B)、標的核酸配列(A)およびプライマーヌクレオチド(C)とのハイブリッドを形成させる。

操作(b)：操作(a)で生成したハイブリッド中の直鎖状プローブヌクレオチド(B)の5'末端と3'末端を連結させ、環状ヌクレオチド(B')とする。

操作(c)：標識されたモノヌクレオチドの存在下、操作(c)で生成した環状ヌクレオチド(B')を鋳型とし、ヘリカーゼ様活性を有する核酸ポリメラーゼおよびプライマーヌクレオチド(C)を利用して核酸配列を増幅させる。

操作(d)：必要により、操作(c)で生成した増幅核酸配列を用いて、操作(a)～(c)を少なくとも1回繰り返す。

操作(e)：操作(a)～(d)を経て、生成された核酸配列の標識量を測定することにより検体試料中の標的核酸配列を検出する。

【請求項5】 検体試料中の標的核酸配列(A)の存在の結果として環状化するように設計された配列を有する直鎖状プローブヌクレオチド(B)と、少なくとも該直鎖状プローブヌクレオチド(B)と部分的に相補的な配列を有するプライマーヌクレオチド(C)を用いて、下記の操作(a)～(f)を行うことを特徴とする標的核酸配列の検出方法。

操作(a)：上記直鎖状プローブヌクレオチド(B)、と標的核酸配列(A)とのハイブリッドを形成させる。

操作(b):操作(a)で生成したハイブリッド中の隣接した直鎖状プローブヌクレオチド(B)の5'末端と3'末端を連結させ、環状ヌクレオチド(B')とする。

操作(c):プライマーヌクレオチド(C)を操作(b)で生成した環状プローブヌクレオチド(B')とアニールさせる。

操作(d):標識されたモノヌクレオチドの存在下、操作(b)で生成した環状ヌクレオチド(B')を鋳型とし、ヘリカーゼ様活性を有する核酸ポリメラーゼおよび

プライマーヌクレオチド(C)を利用して核酸配列を増幅させる。

操作(e):必要により、操作(d)で生成した増幅核酸配列を用いて、操作(a)~(d)を少なくとも1回繰り返す。

操作(f):操作(a)~(e)を経て、生成された核酸配列の標識量を測定することにより検体試料中の標的核酸配列を検出する。

【請求項6】 検体試料中の標的核酸配列(A)の存在の結果として環状化するように設計された配列を有する直鎖状プローブヌクレオチド(B)と、少なくとも該直鎖状プローブヌクレオチド(B)と部分的に相補的な配列を有するプライマーヌクレオチド(C)を用いて、下記の操作(a)~(g)を行うことを特徴とする標的核酸配列の検出方法。

操作(a):上記直鎖状プローブヌクレオチド(B)と標的核酸配列(A)とのハイブリッドを形成させる。

操作(b):プライマーヌクレオチド(C)を操作(a)で生成したハイブリッド中のプローブヌクレオチド(B)とアニールさせる。

操作(c):操作(b)で生成したアニール物中の直鎖状プローブヌクレオチド(B)の5'末端と3'末端を連結させて環状ヌクレオチド(B')にする。操作(d):操作(c)で生成した環状ヌクレオチド(B')を鋳型とし、ヘリカーゼ様活性を有する核酸ポリメラーゼおよびプライマーヌクレオチド(C)を利用して核酸配列を増幅する。

操作(e):必要により、操作(d)で生成した増幅核酸配列を用いて操作(a)~(d)を少なくとも1回繰り返す。

操作(f):操作(a)~(e)を経て、生成された核酸配列と標識された核酸プローブとのハイブリッドを形成させる。

操作(g):ハイブリッドを形成した標識核酸プローブの標識量を測定することにより検体試料中の標的核酸配列を検出する。

【請求項7】 検体試料中の標的核酸配列(A)の存在の結果として環状化するように設計された配列を有する直鎖状プローブヌクレオチド(B)と、少なくとも該直鎖状プローブヌクレオチド(B)と部分的に相補的な配

列を有するプライマーヌクレオチド(C)を用いて、下記の操作(a)~(g)を行うことを特徴とする標的核酸配列の検出方法。

操作(a):上記直鎖状プローブヌクレオチド(B)とプライマーヌクレオチド(C)とのハイブリッドを形成させる。

操作(b):検体試料中の標的核酸配列(A)を、操作(a)で生成したハイブリッド中のプローブヌクレオチド(B)とアニールさせる。

操作(c):操作(b)で生成したアニール物中の直鎖状プローブヌクレオチド(B)の5'末端と3'末端を連結させて、環状ヌクレオチド(B')とする。

操作(d):操作(c)で生成した環状ヌクレオチド(B')を鋳型とし、ヘリカーゼ様活性を有する核酸ポリメラーゼおよびプライマーヌクレオチド(C)を利用して核酸配列を増幅させる。

操作(e):必要により、操作(d)で生成した増幅核酸配列を用いて、操作(a)~(d)を少なくとも1回繰り返す。

操作(f):操作(a)~(e)を経て、生成された核酸配列と標識された核酸プローブとのハイブリッドを形成させる。

操作(g):ハイブリッドを形成した標識核酸プローブの標識量を測定することにより検体試料中の標的核酸配列を検出する。

【請求項8】 検体試料中の標的核酸配列(A)の存在の結果として環状化するように設計された配列を有する直鎖状プローブヌクレオチド(B)と、少なくとも該直鎖状プローブヌクレオチド(B)と部分的に相補的な配列を有するプライマーヌクレオチド(C)を用いて、下記の操作(a)~(f)を行うことを特徴とする標的核酸配列の検出方法。

操作(a):上記直鎖状プローブヌクレオチド(B)、標的核酸配列(A)およびプライマーヌクレオチド(C)とのハイブリッドを形成させる。

操作(b):操作(a)で生成したハイブリッド中の直鎖状プローブヌクレオチド(B)の5'末端と3'末端を連結させ、環状ヌクレオチド(B')とする。

操作(c):操作(b)で生成した環状ヌクレオチド(B')を鋳型とし、ヘリカーゼ様活性を有する核酸ポリメラーゼおよびプライマーヌクレオチド(C)を利用して核酸配列を増幅させる。

操作(d):必要により、操作(c)で生成した増幅核酸配列を用いて、操作(a)~(c)を少なくとも1回繰り返す。

操作(e):操作(a)~(d)を経て、生成された核酸配列と標識された核酸プローブとのハイブリッドを形成させる。

操作(f):ハイブリッドを形成した標識核酸プローブの標識量を測定することにより検体試料中の標的核酸配

列を検出する。

【請求項9】 検体試料中の標的核酸配列(A)の存在の結果として環状化するように設計された配列を有する直鎖状プローブヌクレオチド(B)と、少なくとも該直鎖状プローブヌクレオチド(B)と部分的に相補的な配列を有するプライマーヌクレオチド(C)を用いて、下記の操作(a)~(g)を行うことを特徴とする標的核酸配列の検出方法。

操作(a): 上記直鎖状プローブヌクレオチド(B)、標的核酸配列(A)とのハイブリッドを形成させる。

操作(b): 操作(a)で生成したハイブリッド中の隣接した直鎖状プローブヌクレオチド(B)の5'末端と3'末端を連結させ、環状ヌクレオチド(B')とする。

操作(c): プライマーヌクレオチド(C)を操作(b)で生成した環状プローブヌクレオチド(B')とアニールさせる。

操作(d): 操作(c)で生成した環状ヌクレオチド(B')を鋳型とし、ヘリカーゼ様活性を有する核酸ポリメラーゼおよびプライマーヌクレオチド(C)を利用して核酸配列を増幅させる。

操作(e): 必要により、操作(d)で生成した増幅核酸配列を用いて、操作(a)~(d)を少なくとも1回繰り返す。

操作(f): 操作(a)~(e)を経て、生成された核酸配列と標識された核酸プローブとのハイブリッドを形成させる。

操作(g): ハイブリッドを形成した標識核酸プローブの標識量を測定することにより検体試料中の標的核酸配列を検出する。

【請求項10】 検体試料中の標的核酸配列(A)の存在の結果として環状化するように設計された配列を有する直鎖状プローブヌクレオチド(B)、該直鎖状プローブヌクレオチド(B)と部分的に相補的な配列を有するプライマーヌクレオチド(C)、連結手段、核酸ポリメラーゼ、ヌクレオチド三リン酸および標識モノヌクレオチドを含む標的核酸配列検出用試薬キット。

【請求項11】 検体試料中の標的核酸配列(A)の存在の結果として環状化するように設計された配列を有する直鎖状プローブヌクレオチド(B)、該直鎖状プローブヌクレオチド(B)と部分的に相補的な配列を有するプライマーヌクレオチド(C)、連結手段、核酸ポリメラーゼ、ヌクレオチド三リン酸、および標識された核酸プローブを含む標的核酸配列検出用試薬キット。

【発明の詳細な説明】

【0001】

【産業上の利用分野】 本発明は標的核酸配列の検出方法およびそのための試薬キットに関する。この発明は特に、塩基配列が既知の核酸を、その初期に存在する量と比較して、より大量に生成させることにより検体試料中

から検出する方法に関する。本発明を実施することにより遺伝病、癌、感染症などの診断を行うことが容易となる。

【0002】

【従来技術】 近年、ハイブリダイゼーションによる核酸の検出は遺伝病、癌、感染症などの診断のために有効な手段として汎用されるようになってきた。核酸検出法において、標的とする塩基配列は、対象となる核酸のほんのわずかな部分である場合があり、非放射性標識プローブや末端を放射性同位体で標識したオリゴヌクレオチドプローブを用いた検出法では、感度上の問題等によりその検出が困難である。そのため、プローブ検出システムの感度を向上させるための努力が多くなされている(W087/03622など)。また、感度向上の手段として、目的とする核酸をDNAポリメラーゼにより増幅させる方法(特開昭61-274697号公報;以下「PCR」と略すことがある)が開示された。しかしこの方法では、複雑な温度の調節が必要であり、専用の機器を必要とするという欠点がある。DNAリガーゼを用いる増幅法も開示されている(W089/12696、特開平2-2934号公報など)。しかし、この方法ではDNAリガーゼが平滑末端を連結する反応(blunt end ligation)により非特異的増幅が起こる。これの回避法として、W089/12696では3組以上のプローブを用いているが、プローブ数が多くコスト高になってしまう欠点がある。また、RNAポリメラーゼを用いてDNAよりRNAが生成されることは周知であり、RNAポリメラーゼを用いて核酸の増幅を行う方法も開示されている(W089/01050)。しかしながら、この方法ではRNAポリメラーゼによる転写増幅のみでは十分な増幅は困難である。したがって、生成したRNAに再度逆転写酵素を作用させDNAを生成させる操作を実施している。一方、目的とする核酸にプローブをハイブリダイズさせた後、正しくハイブリダイズしたプローブのみを増幅する方法(BIO/TECHNOLOGY vol. 6, 1197, 1988)も知られている。しかしこの方法では、非特異反応により結合したプローブも増幅され、ブランク値の上昇をきたすという問題がある。

【0003】

【発明が解決しようとする課題】 本発明の目的は、標的となる核酸を簡単に増幅させることにより、目的である核酸配列を検出する方法を提供することである。

【0004】

【課題を解決するための手段】 本発明者らはこれらの課題を解決すべく鋭意研究を進めた結果、プローブとして標的核酸の存在下でのみ環状となりうるヌクレオチドを用いることにより、上記課題が解決されることを見出して、本発明を完成させるに至った。即ち、本発明は検体試料中の標的核酸配列(A)の存在の結果として環状化するように設計された配列を有する直鎖状プローブヌクレオチド(B)と、少なくともこの直鎖状プローブヌ

クレオチド (B) と部分的に相補的な配列を有するプライマーヌクレオチド (C) を用いて、標的核酸配列 (A) に直鎖状プローブヌクレオチド (B) をハイブリダイズさせ、直鎖状プローブヌクレオチド (B) を環状化し、生成した環状プローブヌクレオチド (B') を鋳型とし、ヘリカーゼ様活性を有する核酸ポリメラーゼとプライマーヌクレオチド (C) を利用し、鋳型と相補的な配列の繰り返した配列を有する一本鎖核酸を生成させ、生成した一本鎖核酸を測定することにより、検体試料中の標的核酸配列を検出することとを特徴とする標的核酸配列の検出方法である。また本発明の核酸を検出するための試薬キットは、検体試料中の標的核酸配列 (A) の存在の結果として環状化するように設計された配列を有する直鎖状プローブヌクレオチド (B)、該直鎖状プローブヌクレオチド (B) と部分的に相補的な配列を有するプライマーヌクレオチド (C)、連結手段、核酸ポリメラーゼ、ヌクレオチド三リン酸および標識されたモノヌクレオチドもしくは標識された核酸プローブを含む標的核酸配列検出用試薬キットである。

【0005】本発明では、検出したい標的核酸配列とハイブリッドを形成することにより、リガーゼを用いて環状化することが可能となるように設計された核酸分子を使用し、該環状化した核酸分子を鋳型として、ポリメラーゼ反応により核酸配列を増幅させる。本発明における標的核酸配列 (A) は、単鎖でも二重鎖でもよく、比較的純粋な状態であっても、核酸の混合物の成分であってもよい。本発明に関する標的核酸の配列は長さ、構造等に特に制限されない。

【0006】本発明におけるプローブヌクレオチド (B) とは、検体試料中の標的核酸配列 (A) の存在の結果として環状化するように設計された配列を有する直鎖状プローブヌクレオチドである (図1および図2のB参照)。プローブヌクレオチド (B) の5'末端と3'末端は図2に示されるように、標的核酸配列とアニールする部分を有する。該アニール部分は、それぞれ6~40ヌクレオチド、好ましくは各々10~30ヌクレオチドの長さが使用される。5'末端と3'末端に位置する上記アニール部分間を結ぶ配列の長さは一般的に1~1000個、好ましくは10~100個のヌクレオチドであればよい。また、この領域にRNAポリメラーゼのアンチプロモーター配列を含ませることも可能である。このRNAポリメラーゼのアンチプロモーター配列を持ったプローブヌクレオチドを用いた場合、プライマーヌクレオチドとしてRNAポリメラーゼのプロモーター配列を持つオリゴヌクレオチドを用いることにより、プロモーターに応じたRNAポリメラーゼ、およびリボヌクレオチド (ATP、CTP、GTP、UTP) を作用させれば、プローブヌクレオチドの相補鎖が繰り返し並んだRNAを合成することが可能である。

【0007】本発明のプライマーヌクレオチド (C)

は、プローブヌクレオチド (B) と少なくとも部分的に相補的な配列を有していれば、構造、長さなどに制限されない。長さは一般的には、6~40ヌクレオチド、好ましくは10~30ヌクレオチドが使用される。また、プローブヌクレオチドがRNAポリメラーゼのアンチプロモーター配列を含む場合には、プライマーヌクレオチドにプロモーター配列を含ませたものを使用することが可能である。これらのオリゴヌクレオチド (B) および (C) は、例えばABI社 (Applied Biosystems Inc.) のDNAシンセサイザー391型を用いてホスホアミダイト法により合成できる。他にもリン酸トリエステル法、H-ホスホネート法、チオホスファイト法等いかなる方法で合成してもよい。また、生物学的起源、例えば制限エンドヌクレアーゼ消化物から単離してもよい。プローブヌクレオチド (B) の5'末端にはリン酸基を付加しておくことが好ましい。リン酸基の付加は、例えばATPの存在下で、T4ポリヌクレオチドキナーゼにより行うことができる。

【0008】本発明で使用される核酸ポリメラーゼは、ヘリカーゼ用活性を持つ核酸ポリメラーゼであれば、DNAポリメラーゼであっても、RNAポリメラーゼであってもよい。例えばφ29 DNAポリメラーゼを用いれば、環状核酸分子を鋳型として、鋳型と相補的な配列が繰り返し並んだ核酸を合成することが可能である。(J. Biol. Chem., 264, 8935, 1989)。他にも、M2 DNAポリメラーゼ、大腸菌DNAポリメラーゼ、T7 RNAポリメラーゼ、T3 RNAポリメラーゼ、SP6 RNAポリメラーゼなどが利用できる。

【0009】本発明の標的核酸検出方法は、標的核酸配列 (A) に上記直鎖状プローブヌクレオチド (B) をハイブリダイズさせ、直鎖状プローブヌクレオチド (B) を環状化し、生成した環状プローブヌクレオチド (B') を鋳型として、プライマーヌクレオチド (C) を利用し、鋳型と相補的な配列の繰り返した配列を有する一本鎖核酸生成させ、生成した一本鎖核酸を測定することにより検体試料中の標的核酸配列を検出する。

【0010】本発明の標的核酸検出法としては、次のような実施形態が挙げられる。(1) 検体試料中の標的核酸配列 (A) の存在の結果として環状化するように設計された配列を有する直鎖状プローブヌクレオチド (B) と、少なくとも該直鎖状プローブヌクレオチド (B) と部分的に相補的な配列を有するプライマーヌクレオチド (C) を用いて、下記の操作 (a) ~ (f) を行うことを特徴とする標的核酸配列の検出方法。

操作 (a) : 上記直鎖状プローブヌクレオチド (B) と標的核酸配列 (A) とのハイブリッドを形成させる。

操作 (b) : プライマーヌクレオチド (c) を操作 (a) で生成したハイブリッドのプローブヌクレオチド (B) とアニールさせる。

操作 (c) : 操作 (b) で生成したアニール物中の直鎖

状プローブヌクレオチド(B)の5'末端と3'末端を連結させて、環状ヌクレオチド(B')とする。

操作(d): 標識されたモノヌクレオチドの存在下、操作(c)で生成した環状ヌクレオチド(B')を鋳型とし、ヘリカーゼ様活性を有する核酸ポリメラーゼおよびプライマーヌクレオチド(C)を利用して核酸配列を増幅させる。

操作(e): 必要により、操作(d)で生成した増幅核酸配列を用いて、操作(a)~(d)を少なくとも1回繰り返す。

操作(f): 操作(a)~(e)を経て、生成された核酸配列の標識量を測定することにより検体試料中の標的核酸配列を検出する。

【0011】(2) 検体試料中の標的核酸配列(A)の存在の結果として環状化するように設計された配列を有する直鎖状プローブヌクレオチド(B)と、少なくとも該直鎖状プローブヌクレオチド(B)と部分的に相補的な配列を有するプライマーヌクレオチド(C)を用いて、下記の操作(a)~(f)を行うことを特徴とする標的核酸配列の検出方法。

操作(a): 上記直鎖状プローブヌクレオチド(B)とプライマーヌクレオチド(C)とのハイブリッドを形成させる。

操作(b): 検体試料中の標的核酸配列(A)を操作(a)で生成したハイブリッド中のプローブヌクレオチド(B)とアニールさせる。

操作(c): 操作(b)で生成したアニール物中の直鎖状プローブヌクレオチド(B)の5'末端と3'末端を連結させて、環状ヌクレオチド(B')とする。

操作(d): 標識されたモノヌクレオチドの存在下、操作(c)で生成した環状ヌクレオチド(B')を鋳型とし、ヘリカーゼ様活性を有する核酸ポリメラーゼおよびプライマーヌクレオチド(c)を利用して核酸配列を増幅させる。

操作(e): 必要により、操作(d)で生成した増幅核酸配列を用いて、操作(a)~(d)を少なくとも1回繰り返す。

操作(f): 操作(a)~(e)を経て、生成された核酸配列の標識量を測定することにより検体試料中の標的核酸配列を検出する。

【0012】(3) 検体試料中の標的核酸配列(A)の存在の結果として環状化するように設計された配列を有する直鎖状プローブヌクレオチド(B)と、少なくともこの直鎖状プローブヌクレオチド(B)と部分的に相補的な配列を有するプライマーヌクレオチド(C)を用いて、下記の操作(a)~(e)を行うことを特徴とする標的核酸配列の検出方法。

操作(a): 上記直鎖状プローブヌクレオチド(B)、標的核酸配列(A)およびプライマーヌクレオチド(C)とのハイブリッドを形成させる。

操作(b): 操作(a)で生成したハイブリッド中の直鎖状プローブヌクレオチド(B)の5'末端と3'末端を連結させ、環状ヌクレオチド(B')とする。

操作(c): 標識されたモノヌクレオチドの存在下、操作(c)で生成した環状ヌクレオチド(B')を鋳型とし、ヘリカーゼ様活性を有する核酸ポリメラーゼおよびプライマーヌクレオチド(C)を利用して核酸配列を増幅させる。

操作(d): 必要により、操作(c)で生成した増幅核酸配列を用いて、操作(a)~(c)を少なくとも1回繰り返す。

操作(e): 操作(a)~(d)を経て、生成された核酸配列の標識量を測定することにより検体試料中の標的核酸配列を検出する。

【0013】(4) 検体試料中の標的核酸配列(A)の存在の結果として環状化するように設計された配列を有する直鎖状プローブヌクレオチド(B)と、少なくとも該直鎖状プローブヌクレオチド(B)と部分的に相補的な配列を有するプライマーヌクレオチド(C)を用いて、下記の操作(a)~(f)を行うことを特徴とする標的核酸配列の検出方法。

操作(a): 上記直鎖状プローブヌクレオチド(B)、と標的核酸配列(A)とのハイブリッドを形成させる。

操作(b): 操作(a)で生成したハイブリッド中の隣接した直鎖状プローブヌクレオチド(B)の5'末端と3'末端を連結させ、環状ヌクレオチド(B')とする。

操作(c): プライマーヌクレオチド(C)を操作(b)で生成した環状プローブヌクレオチド(B')とアニールさせる。

操作(d): 標識されたモノヌクレオチドの存在下、操作(b)で生成した環状ヌクレオチド(B')を鋳型とし、ヘリカーゼ様活性を有する核酸ポリメラーゼおよびプライマーヌクレオチド(C)を利用して核酸配列を増幅させる。

操作(e): 必要により、操作(d)で生成した増幅核酸配列を用いて、操作(a)~(d)を少なくとも1回繰り返す。

操作(f): 操作(a)~(e)を経て、生成された核酸配列の標識量を測定することにより検体試料中の標的核酸配列を検出する。

【0014】(5) 検体試料中の標的核酸配列(A)の存在の結果として環状化するように設計された配列を有する直鎖状プローブヌクレオチド(B)と、少なくとも該直鎖状プローブヌクレオチド(B)と部分的に相補的な配列を有するプライマーヌクレオチド(C)を用いて、下記の操作(a)~(g)を行うことを特徴とする標的核酸配列の検出方法。

操作(a): 上記直鎖状プローブヌクレオチド(B)と標的核酸配列(A)とのハイブリッドを形成させる。

操作(b):プライマースクレオチド(C)を操作(a)で生成したハイブリッド中のプローブヌクレオチド(B)とアニールさせる。

操作(c):操作(b)で生成したアニール物中の直鎖状プローブヌクレオチド(B)の5'末端と3'末端を連結させて環状ヌクレオチド(B')にする。操作(d):操作(c)で生成した環状ヌクレオチド(B')を鋳型とし、ヘリカーゼ様活性を有する核酸ポリメラーゼおよびプライマースクレオチド(C)を利用して核酸配列を増幅する。

操作(e):必要により、操作(d)で生成した増幅核酸配列を用いて操作(a)~(d)を少なくとも1回繰り返す。

操作(f):操作(a)~(e)を経て、生成された核酸配列と標識された核酸プローブとのハイブリッドを形成させる。

操作(g):ハイブリッドを形成した標識核酸プローブの標識量を測定することにより検体試料中の標的核酸配列を検出する。

【0015】(6)検体試料中の標的核酸配列(A)の存在の結果として環状化するように設計された配列を有する直鎖状プローブヌクレオチド(B)と、少なくとも該直鎖状プローブヌクレオチド(B)と部分的に相補的な配列を有するプライマースクレオチド(C)を用いて、下記の操作(a)~(g)を行うことを特徴とする標的核酸配列の検出方法。

操作(a):上記直鎖状プローブヌクレオチド(B)とプライマースクレオチド(C)とのハイブリッドを形成させる。

操作(b):検体試料中の標的核酸配列(A)を、操作(a)で生成したハイブリッド中のプローブヌクレオチド(B)とアニールさせる。

操作(c):操作(b)で生成したアニール物中の直鎖状プローブヌクレオチド(B)の5'末端と3'末端を連結させて、環状ヌクレオチド(B')とする。

操作(d):操作(c)で生成した環状ヌクレオチド(B')を鋳型とし、ヘリカーゼ様活性を有する核酸ポリメラーゼおよびプライマースクレオチド(C)を利用して核酸配列を増幅させる。

操作(e):必要により、操作(d)で生成した増幅核酸配列を用いて、操作(a)~(d)を少なくとも1回繰り返す。

操作(f):操作(a)~(e)を経て、生成された核酸配列と標識された核酸プローブとのハイブリッドを形成させる。

操作(g):ハイブリッドを形成した標識核酸プローブの標識量を測定することにより検体試料中の標的核酸配列を検出する。

【0016】(7)検体試料中の標的核酸配列(A)の存在の結果として環状化するように設計された配列を有

する直鎖状プローブヌクレオチド(B)と、少なくとも該直鎖状プローブヌクレオチド(B)と部分的に相補的な配列を有するプライマースクレオチド(C)を用いて、下記の操作(a)~(f)を行うことを特徴とする標的核酸配列の検出方法。

操作(a):上記直鎖状プローブヌクレオチド(B)、標的核酸配列(A)およびプライマースクレオチド(C)とのハイブリッドを形成させる。

操作(b):操作(a)で生成したハイブリッド中の直鎖状プローブヌクレオチド(B)の5'末端と3'末端を連結させ、環状ヌクレオチド(B')とする。

操作(c):操作(b)で生成した環状ヌクレオチド(B')を鋳型とし、ヘリカーゼ様活性を有する核酸ポリメラーゼおよびプライマースクレオチド(C)を利用して核酸配列を増幅させる。

操作(d):必要により、操作(c)で生成した増幅核酸配列を用いて、操作(a)~(c)を少なくとも1回繰り返す。

操作(e):操作(a)~(d)を経て、生成された核酸配列と標識された核酸プローブとのハイブリッドを形成させる。

操作(f):ハイブリッドを形成した標識核酸プローブの標識量を測定することにより検体試料中の標的核酸配列を検出する。

【0017】(8)検体試料中の標的核酸配列(A)の存在の結果として環状化するように設計された配列を有する直鎖状プローブヌクレオチド(B)と、少なくとも該直鎖状プローブヌクレオチド(B)と部分的に相補的な配列を有するプライマースクレオチド(C)を用いて、下記の操作(a)~(g)を行うことを特徴とする標的核酸配列の検出方法。

操作(a):上記直鎖状プローブヌクレオチド(B)、標的核酸配列(A)とのハイブリッドを形成させる。

操作(b):操作(a)で生成したハイブリッド中の隣接した直鎖状プローブヌクレオチド(B)の5'末端と3'末端を連結させ、環状ヌクレオチド(B')とする。

操作(c):プライマースクレオチド(C)を操作(b)で生成した環状プローブヌクレオチド(B')とアニールさせる。

操作(d):操作(c)で生成した環状ヌクレオチド(B')を鋳型とし、ヘリカーゼ様活性を有する核酸ポリメラーゼおよびプライマースクレオチド(C)を利用して核酸配列を増幅させる。

操作(e):必要により、操作(d)で生成した増幅核酸配列を用いて、操作(a)~(d)を少なくとも1回繰り返す。

操作(f):操作(a)~(e)を経て、生成された核酸配列と標識された核酸プローブとのハイブリッドを形成させる。



操作(g):ハイブリッドを形成した標識核酸プローブの標識量を測定することにより検体試料中の標的核酸配列を検出する。

【0018】本発明の上記実施形態(3)の理解のために、図2に本発明の原理を模式的に示す。この図2に基づいて、以下本発明を説明する。尚、図中Aは標的核酸、Bは直鎖状プローブヌクレオチド、B'は環状化プローブヌクレオチド、Cはプライマーヌクレオチド、Dは核酸ポリメラーゼ、Eは標識されたモノヌクレオチドを示す。

【0019】操作(a):直鎖状プローブヌクレオチド(B)中の検出配列と標的核酸(A)中の標的配列とのハイブリッドを形成させる。同時に、または別々にプライマーヌクレオチド(C)を該プローブヌクレオチド(B)にアニールさせる(図2(a)参照)。標的核酸(A)が二重鎖の場合は加熱、アルカリ処理、酸処理などにより変性して一本鎖とする。加熱変性は例えば80~105℃で1~5分間処理することで実施できる。アルカリ処理は例えば、0.2~1規定のNaOH存在下で、1~30分間処理し、等量のHClで中和して用いることができる。酸処理は例えば0.01~1規定のHCl存在下で、1~30分間処理しNaOHで中和して用いることができる。他の方法として酵素的に鎖分解を行なうこともできる。アニールは、好ましくはプローブヌクレオチド(B)、およびプライマーヌクレオチド(C)について、それぞれ、最大のアニール選択性をもたらすように、選択された温度において行う。一般的には標的核酸(A)とプローブヌクレオチド(B)、およびプローブヌクレオチド(B)とプライマーヌクレオチド(C)がそれぞれ特異的に結合し、且つミスマッチによる非特異的結合が最小となるように、昇温させて行われる。

【0020】操作(b):上記プローブヌクレオチド(B)の5'末端と3'末端を連結させ環状化プローブヌクレオチド(B')とする(図2(b)参照)。該プローブヌクレオチド(B)の5'末端と3'末端がハイブリッド形成の結果、隣接する場合、T4DNAリガーゼ、T7DNAリガーゼ、大腸菌(*E. coli*)DNAリガーゼ、*Thermus thermophilus* DNAリガーゼ等の連結酵素を使用する方法が好ましい。また互いに隣接していない場合、DNAポリメラーゼおよび/または逆転写酵素によりギャップを埋めた後、連結酵素により連結することができる。この場合、ギャップ部分がA-Tペアのみ、またはC-Gペアのみで構成されるようにプローブヌクレオチドを設計しておけば、添加するモノヌクレオチドをそれぞれA、TまたはC、Gのみとすることでミスマッチによりアニールしたオリゴヌクレオチドが間違えて伸長されることを防止する方法もとることができる。連結酵素を使用する連結方法については、特開昭63-22197号公報およびW090/01069に開示の方法等、公知の手法により行うことができる。本発明において、標的

核酸とアニールするオリゴヌクレオチド部分は6~40ヌクレオチド、好ましくは10~30ヌクレオチドの長さのものが使用される。

【0021】操作(c):標識されたモノヌクレオチドの存在下、操作(b)で環状化したプローブヌクレオチド(B')を鋳型に、また該プローブヌクレオチド(B')にアニールしたプライマーヌクレオチド(C)を利用して核酸ポリメラーゼ(D)を用いて核酸合成反応を行う(図2(c)参照)。該操作は、例えばdNTP(dATP、dCTP、dGTP、dTTPの4種のデオキシリボヌクレオチド)およびDNAポリメラーゼ(例えばφ29DNAポリメラーゼ、M2DNAポリメラーゼ、T4DNAポリメラーゼ、*Thermus aquaticus* DNAポリメラーゼ、*Thermus thermophilus* DNAポリメラーゼ等の核酸合成能力の高い酵素)を用いて、上記環状ヌクレオチドを鋳型にして伸長反応を行わせることによって行われる。この方法は、例えばジャーナル・オブ・モレキュラー・バイオロジー(*Journal of Molecular Biology*;56,341-361,1971.)に記載されている技術及び条件を用いることができる。これらの酵素は、DNAの二重鎖の部分を剥しながらプライマー伸長物の合成をすすめていくことができるので、当該操作に先だって、必ずしも標的核酸(A)と環状化プローブヌクレオチド(B')を分離する必要はない。プライマー伸長物は、標的配列と相同な配列を有するので、該伸長物は操作(a)における標的核酸(A)と同様にプローブヌクレオチド(B)の標的核酸として利用される。この一連の操作を繰り返すことにより核酸の特定の配列を簡単に大量に得ることができる。また、プローブヌクレオチド(B)、プライマーヌクレオチド(C)にそれぞれアンチプロモーター配列、プロモーター配列が含まれている場合には、核酸ポリメラーゼとして、プロモーターに応じたRNAポリメラーゼを用いることができる。当該操作は、NTP(ATP、CTP、GTP、UTP)の4種のリボヌクレオチド)およびRNAポリメラーゼ(例えば、T7RNAポリメラーゼ、T3RNAポリメラーゼ、SP6RNAポリメラーゼなど)を用いて該環状ヌクレオチドを鋳型にしてRNA合成反応を行わせることにより行われる。RNAポリメラーゼ反応の結果として、プローブヌクレオチド(B)の相補鎖が繰り返し並んだRNAが合成されるが、このRNAを鋳型として逆転写酵素を用いてcDNAを合成し、このcDNAにプライマーヌクレオチド(C)をアニールさせることにより繰り返しRNAポリメラーゼを作用させて大量にRNAを合成することも可能である。

【0022】操作(d):必要により、操作(c)で生成した増幅核酸配列を用いて、操作(a)~(c)を少なくとも一回繰り返す。

操作(e):操作(a)~(d)の結果、生成した核酸の標識量を測定する。

【0023】また本発明の上記実施形態(7)の理解のために、図3に本発明の原理を模式的に示す。この図3に基づいて、以下本発明を説明する。尚、図中Aは標的核酸、Bは直鎖状プローブヌクレオチド、B'は環状化プローブヌクレオチド、Cはプライマーヌクレオチド、Dは核酸ポリメラーゼ、Eは標識されたモノヌクレオチドを示す。

【0024】操作(a)：直鎖状プローブヌクレオチド(B)中の検出配列と標的核酸(A)中の標的配列とのハイブリッドを形成させる。同時に、または別々にプライマーヌクレオチド(C)を該プローブヌクレオチド(B)にアニールさせる(図3(a)参照)。標的核酸(A)が二重鎖の場合は加熱、アルカリ処理、酸処理などにより変性して一本鎖とする。加熱変性は例えば80~105℃で1~5分間処理することで実施できる。アルカリ処理は例えば、0.2~1規定のNaOH存在下で、1~30分間処理し、等量のHClで中和して用いることができる。酸処理は例えば0.01~1規定のHCl存在下で、1~30分間処理しNaOHで中和して用いることができる。他の方法として酵素的に鎖分解を行なうこともできる。アニールは、好ましくはプローブヌクレオチド(B)、およびプライマーヌクレオチド(C)について、それぞれ、最大のアニール選択性をもたらすように、選択された温度において行う。一般的には標的核酸(A)とプローブヌクレオチド(B)、およびプローブヌクレオチド(B)とプライマーヌクレオチド(C)がそれぞれ特異的に結合し、且つミスマッチによる非特異的結合が最小となるように、昇温させて行われる。

【0025】操作(b)：上記プローブヌクレオチド(B)の5'末端と3'末端を連結させ環状化プローブヌクレオチド(B')とする(図3(b)参照)。該プローブヌクレオチド(B)の5'末端と3'末端がハイブリッド形成の結果、隣接する場合、T4DNAリガーゼ、T7DNAリガーゼ、大腸菌(*E. coli*)DNAリガーゼ、*Thermus thermophilus* DNAリガーゼ等の連結酵素を使用する方法が好ましい。また互いに隣接していない場合、DNAポリメラーゼおよび/または逆転写酵素によりギャップを埋めた後、連結酵素により連結することができる。この場合、ギャップ部分がA-Tペアのみ、またはC-Gペアのみで構成されるようにプローブヌクレオチドを設計しておけば、添加するモノヌクレオチドをそれぞれA、TまたはC、Gのみとすることでミスマッチによりアニールしたオリゴヌクレオチドが間違っ

【0026】操作(c)：操作(b)で環状化したプローブヌクレオチド(B')を鋳型に、また該プローブヌクレオチド(B')にアニールしたプライマーヌクレオチド(C)を利用して核酸ポリメラーゼ(D)を用いて核酸合成反応を行う(図3(c)参照)。該操作は、例えばdNTP(dATP、dCTP、dGTP、dTTPの4種のデオキシリボヌクレオチド)およびDNAポリメラーゼ(例えばφ29DNAポリメラーゼ、M2DNAポリメラーゼ、T4DNAポリメラーゼ、*Thermus aquaticus* DNAポリメラーゼ、*Thermus thermophilus* DNAポリメラーゼ等の核酸合成能力の高い酵素)を用いて、上記環状ヌクレオチドを鋳型にして伸長反応を行わせることによって行われる。この方法は、例えばジャーナル・オブ・モレキュラー・バイオロジー(*Journal of Molecular Biology*; 56, 341-361, 1971.)に記載されている技術及び条件を用いることができる。これらの酵素は、DNAの二重鎖の部分を剥しながらプライマー伸長物の合成をすすめていくことができるので、当該操作に先だって、必ずしも標的核酸(A)と環状化プローブヌクレオチド(B')を分離する必要はない。プライマー伸長物は、標的配列と相同な配列を有するので、該伸長物は操作(a)における標的核酸(A)と同様にプローブヌクレオチド(B)の標的核酸として利用される。この一連の操作を繰り返すことにより核酸の特定の配列を簡便に大量に得ることができる。また、プローブヌクレオチド(B)、プライマーヌクレオチド(C)にそれぞれアンチプロモーター配列、プロモーター配列が含まれている場合には、核酸ポリメラーゼとして、プロモーターに応じたRNAポリメラーゼを用いることができる。当該操作は、NTP(ATP、CTP、GTP、UTP)の4種のリボヌクレオチドおよびRNAポリメラーゼ(例えば、T7RNAポリメラーゼ、T3RNAポリメラーゼ、SP6RNAポリメラーゼなど)を用いて該環状ヌクレオチドを鋳型にしてRNA合成反応を行わせることにより行われる。RNAポリメラーゼ反応の結果として、プローブヌクレオチド(B)の相補鎖が繰り返し並んだRNAが合成されるが、このRNAを鋳型として逆転写酵素を用いてcDNAを合成し、このcDNAにプライマーヌクレオチド(C)をアニールさせることにより繰り返しRNAポリメラーゼを作用させて大量にRNAを合成することも可能である。

【0027】操作(d)：必要により、操作(c)で生成した増幅核酸配列を用いて、操作(a)~(c)を少なくとも一回繰り返す。

【0028】操作(e)：操作(a)~(d)を経て、生成した核酸と標識された核酸プローブとのハイブリッドを形成させる。

【0029】操作(f)：ハイブリッドを形成した標識核酸プローブの標識量を測定する。

【0030】標識核酸プローブは、標識物として放射性

同位元素、酵素、蛍光物質、発光物質、ビオチン、ハプテン等の公知の標識物質を利用することができる。核酸プローブはプローブヌクレオチド (B) の相同鎖の配列を持つように設計し、該核酸プローブと合成された核酸をハイブリダイズさせれば、該プローブを検出することで実施できる。この場合、標識プローブは該プローブヌクレオチド (B) およびプライマーヌクレオチド (C) と相補的な配列部分を含まないように設計されているので、既に存在しているこれらのヌクレオチドの配列の影響を受けることなく、該合成核酸を効率よく検出することができる。したがって、該合成核酸を該プライマーヌクレオチド (C) から分離して測定する必要がない。本方法は、標的核酸の配列、構造等には特に制限されないため、その応用範囲は広い。

## 【0031】

【発明の効果】本発明の検出法によれば、プローブヌクレオチドの2つの末端が標的核酸にアニールして連結された場合にのみ増幅反応が行われ、標的核酸の有無が検出される。従ってオリゴヌクレオチドの塩基配列による特異性と、2つの末端が連結される条件を満たす特異性の2つの特異性が要求され、それだけ非特異反応が抑制される。従って核酸の特定の配列の有無を特異的に検出することが可能である。また、ヘリカーゼ様活性を有する核酸ポリメラーゼを用いることにより、環状化したプローブヌクレオチド1分子から複数の核酸配列が生成されるので、効率よく検出することが可能である。生成した核酸配列を利用して反応をサイクル化することにより、より大量に増幅し、検出感度を高めることもまた可能である。さらに、本発明はプローブを増幅する方法ではないので、ミスマッチや非特異的ハイブリダイゼーションにより残存したプローブの増幅がなく、S/N (S1\*

オリゴヌクレオチド

5 ~ 20 pmoles

10×T4ポリヌクレオチドキナーゼ緩衝液 10 μl

1 mM ATP 1 μl

T4ポリヌクレオチドキナーゼ (東洋紡製) 10 単位

水を加えて全量を100μlとして、37℃で1時間反応させる。ここで10×T4ポリヌクレオチドキナーゼ緩衝液とは、

0.5M Tris-HCl (pH8.0)

0.1M MgCl<sub>2</sub>

0.1M 2-メルカプトエタノールを示す。

## 【0033】 (参考例2)

標的核酸を検出するためのキット

(ア) 実施例1の第一オリゴヌクレオチド①

(イ) 実施例1の第二オリゴヌクレオチド②

(ウ) T4 DNAリガーゼ (東洋紡製)、T7 RNAポリメラーゼ (東洋紡製)、ATP、CTP、GTP、UTP

## 【0034】 (参考例3)

標的核酸を検出するためのキット

(ア) 実施例1の第一オリゴヌクレオチド①

\*gnal/Noise) 比を増加させることができる。

## 【0032】

【実施例】以下に、本発明の実施例及び比較例を例示することによって、本発明の効果をより一層明確なものとするが、本発明はこれらの実施例によって限定されない。

## (参考例1)

各種オリゴヌクレオチドの合成

ABI社DNAシンセサイザー391型を用いて、ホスホアミダイト法にて下配列のオリゴヌクレオチドを合成した。

① プローブヌクレオチド (第一オリゴヌクレオチド

①) : 本オリゴヌクレオチドは腸炎ピブリオTDH (Thermostable Direct Haemolysin) 遺伝子の87番目から104番目、および105番目から126番目のヌクレオチド配列、T7プロモーター配列と相補的な配列を有する (配列表1)。また、5'末端にリン酸基が結合している。

② プライマーヌクレオチド (第二オリゴヌクレオチド

②) : 本オリゴヌクレオチドはT7プロモーターの配列を有する (配列表2)。

③ 腸炎ピブリオTDH (Thermostable Direct Haemolysin) 遺伝子の95番目から118番目の配列を有するオリゴヌクレオチドプローブ (配列表3)。但し5'末端のリン酸基は<sup>32</sup>Pが標識されている。手法はABI社マニュアルに従い、0.2μMスケールで実施した。各種オリゴヌクレオチドの脱保護はアンモニア水で55℃で一夜実施した。精製はファルマシア社製FPLCで逆相カラムにて実施した。なお合成したオリゴヌクレオチドは必要により以下の方法で5'末端にリン酸基を結合させた。

(イ) 実施例1の第二オリゴヌクレオチド②

(ウ) T4 DNAリガーゼ (東洋紡製)、T7 RNAポリメラーゼ (東洋紡製)、ATP、CTP、GTP、UTP

(エ) 実施例1のオリゴヌクレオチドプローブ③

## 【0035】 (参考例4)

標的核酸を検出するためのキット

(ア) 実施例1の第一オリゴヌクレオチド①

(イ) 実施例1の第二オリゴヌクレオチド②

(ウ) T4 DNAリガーゼ (東洋紡製)、T7 RNAポリメラーゼ (東洋紡製)、dATP、dCTP、dTTP

(エ) 実施例1のオリゴヌクレオチドプローブ③

## 【0036】 (実施例1)

実施例2のキットを用いた標的核酸の増幅、検出方法

(1)

50 操作 (a)

参考例1の第一オリゴヌクレオチド①0.1nmolと、TDH産性腸炎ビブリオの培養菌体から分離、部分精製したゲノム核酸1μgとを共に10μlのリガーゼ用反応液に加えた。94℃に2分間保った後50℃に5分間保温し、アニールさせた。対照として、ゲノム核酸を混合しない反応液を用意した。

リガーゼ用反応液

66 mM Tris-HCl (pH7.6)  
6.6 mM MgCl<sub>2</sub>  
10 mM ジチオスレイトール  
66 μM ATP

操作 (b)

上記反応液10μlに、第二オリゴヌクレオチド②0.1nmolを加え、操作 (a) と同様の操作により、環状化した第一オリゴヌクレオチド①にアニールさせた。

操作 (c)

次に、T4 DNAリガーゼ 1単位 (東洋紡製) を加え37℃で1時間反応させ、第一オリゴヌクレオチドの5'末端と3'末端を連結させた。

操作 (d)

上記反応液に水40μl、T7 RNAポリメラーゼ反応液50μl、およびT7 RNAポリメラーゼ 10単位を加え、操作 (c) で連結した環状オリゴヌクレオチドを鋳型として、37℃で30分間保温することにより増幅反応を実施した。

T7 RNAポリメラーゼ反応液

80 mM Tris-HCl (pH8.0)  
10 mM ジチオスレイトール  
4 mM スペルミジン  
8 mM MgCl<sub>2</sub>  
50 mM NaCl  
160 μg/ml BSA  
0.02 % トリトン X-100  
2 mM ATP, GTP, UTP  
2 mM <sup>32</sup>P-dCTP

操作 (e)

その後、アガロースゲルで電気泳動し、常法によりナイロン膜GeneScreen plus (DuPont社製) にプロットした。ナイロン膜を十分洗浄した後、乾燥させ、X線フィルム (New AIF RX, 富士写真工業) を密着させ、-80℃で1

【0037】 (実施例2)

参考例2のキットを用いた標的核酸の増幅、検出方法 (2)

操作 (a)

参考例1の第一オリゴヌクレオチド①0.1nmolと第二オリゴヌクレオチド②0.1nmolとを10μlのリガーゼ用反

応液に加えた。94℃に2分間保った後50℃に5分間保温し、アニールさせた。

操作 (b)

上記反応液に、TDH産性腸炎ビブリオの培養菌体から分離、部分精製したゲノム核酸1μgを加え第一オリゴヌクレオチドとアニールさせ、T4 DNAリガーゼ1単位 (東洋紡製) を加え37℃で1時間反応させることにより、第一オリゴヌクレオチドの5'末端と3'末端を連結させた。対照として、ゲノム核酸を混合しない反応液を用意した。

操作 (c)

上記反応液10μlに水40μl、T7 RNAポリメラーゼ反応液50μl、およびT7 RNAポリメラーゼ 10単位を加え、操作 (b) で連結した環状オリゴヌクレオチドを鋳型として、37℃で30分間保温することにより増幅反応を実施した。

操作 (d)

その後、アガロースゲルで電気泳動し、常法によりナイロン膜GeneScreen plus (DuPont社製) にプロットした。ナイロン膜を十分洗浄した後、乾燥させ、X線フィルム (New AIF RX, 富士写真工業) を密着させ、-80℃で1昼夜感光させた。その結果、ゲノム核酸を加えた反応液では、高分子のRNAが合成されていたが、ゲノム核酸を含まない反応液では高分子のRNAの合成はみられなかった。

【0038】 (実施例3)

参考例2のキットを用いた標的核酸の増幅、検出方法 (3)

操作 (a)

参考例1の第一オリゴヌクレオチド①0.1nmolと第二オリゴヌクレオチド②0.1nmolとを、TDH産性腸炎ビブリオの培養菌体から分離、部分精製したゲノム核酸1μgと共に10μlのリガーゼ用反応液に加えた。94℃に2分間保った後50℃に5分間保温し、アニールさせた。対照として、ゲノム核酸を混合しない反応液を用意した。

操作 (b)

次に、T4 DNAリガーゼ 1単位 (東洋紡製) を加え37℃で1時間反応させ、第一オリゴヌクレオチドの5'末端と3'末端を連結させた。

操作 (c)

上記反応液10μlに水40μl、下記反応液50μl、およびT7 RNAポリメラーゼ10単位を加え、操作 (b) で連結した環状オリゴヌクレオチドを鋳型として、増幅反応を実施した。

操作 (d)

その後、アガロースゲルで電気泳動し、常法によりナイロン膜GeneScreen plus (DuPont社製) にプロットした。ナイロン膜を十分洗浄した後、乾燥させ、X線フィルム (New AIF RX, 富士写真工業) を密着させ、-80℃で1昼夜感光させた。その結果、ゲノム核酸を加えた反応液で

は、高分子のRNAが合成されていたが、ゲノム核酸を含まない反応液では高分子のRNAの合成はみられなかった。

#### 【0039】(実施例4)

実施例2のキットを用いた標的核酸の増幅、検出方法 (4)

##### 操作 (a)

参考例1の第一オリゴヌクレオチド①0.1nmolと、TDE産性腸炎ピブリオの培養菌体から分離、部分精製したゲノム核酸1μgとを共に10μlのリガーゼ用反応液に加えた。94℃に2分間保った後50℃に5分間保温し、アニールさせた。対照として、ゲノム核酸を混合しない反応液を用意した。

##### 操作 (b)

次に、T4 DNAリガーゼ 1単位 (東洋紡製) を加え37℃で1時間反応させ、第一オリゴヌクレオチドの5'末端と3'末端を連結させた。

##### 操作 (c)

上記反応液10μlに、第二オリゴヌクレオチド②0.1nmolを加え、操作 (a) と同様の操作により、環状化した第一オリゴヌクレオチド①にアニールさせた。次に反応液に水40μl、下記反応液50μl、およびT7 RNAポリメラーゼ 10単位を加え、操作 (b) で連結した環状オリゴヌクレオチドを鋳型として、37℃で30分間保温することにより増幅反応を実施した。

##### 操作 (d)

その後、アガロースゲルで電気泳動し、常法によりナイロン膜GeneScreen plus (DuPont社製) にプロットした。ナイロン膜を十分洗浄した後、乾燥させ、X線フィルム (New AIF RX, 富士写真工業) を密着させ、-80℃で1昼夜感光させた。その結果、ゲノム核酸を加えた反応液では、高分子のRNAが合成されていたが、ゲノム核酸を含まない反応液では高分子のRNAの合成はみられなかった。

#### 【0040】(実施例5)

参考例3のキットを用いた標的核酸の増幅、検出方法 (1)

##### 操作 (a)

参考例1の第一オリゴヌクレオチド①0.1nmolと、TDE産性腸炎ピブリオの培養菌体から分離、部分精製したゲノム核酸1μgとを共に10μlのリガーゼ用反応液に加えた。94℃に2分間保った後50℃に5分間保温し、アニールさせた。対照として、ゲノム核酸を混合しない反応液を用意した。

##### リガーゼ用反応液

|        |                   |
|--------|-------------------|
| 66 mM  | Tris-HCl (pH7.6)  |
| 6.6 mM | MgCl <sub>2</sub> |
| 10 mM  | ジチオスレイトール         |
| 66 μM  | ATP               |

##### 操作 (b)

上記反応液10μlに、第二オリゴヌクレオチド②0.1nmolを加え、操作 (a) と同様の操作により、環状化した第一オリゴヌクレオチド①にアニールさせた。

##### 操作 (c)

次に、T4 DNAリガーゼ 1単位 (東洋紡製) を加え37℃で1時間反応させ、第一オリゴヌクレオチドの5'末端と3'末端を連結させた。

##### 操作 (d)

上記反応液に水40μl、T7 RNAポリメラーゼ反応液50μl、およびT7 RNAポリメラーゼ 10単位を加え、操作 (b) で連結した環状オリゴヌクレオチドを鋳型として、37℃で30分間保温することにより増幅反応を実施した。

##### T7 RNAポリメラーゼ反応液

|              |                    |
|--------------|--------------------|
| 80 mM        | Tris-HCl (pH8.0)   |
| 10 mM        | ジチオスレイトール          |
| 4 mM         | スベルミジン             |
| 8 mM         | MgCl <sub>2</sub>  |
| 50 mM        | NaCl               |
| 20 160 μg/ml | BSA                |
| 0.02 %       | トリトン X-100         |
| 2 mM         | ATP, GTP, UTP, CTP |

##### 操作 (e)

その後、アガロースゲルで電気泳動し、常法によりナイロン膜GeneScreen plus (DuPont社製) にプロットした。ナイロン膜を6×SSC、5×デーンハート液、1mM EDTA、10μgの煮沸したサケ精子DNA (平均500塩基) を含む液100μl中で、60℃、1時間、プレハイブリダイズした後、上記液に実施例1で調製したオリゴヌクレオチドプローブを加え、60℃で1時間、ハイブリダイズした。60℃の6×SSC中でナイロン膜を十分洗浄した後、乾燥させた。X線フィルム (New AIF RX, 富士写真工業) を密着させ、-80℃で1昼夜感光させた。その結果、ゲノム核酸を加えた反応液では、高分子のRNAが合成されていたが、ゲノム核酸を含まない反応液では高分子のRNAの合成はみられなかった。

#### 【0041】(実施例6)

参考例3のキットを用いた標的核酸の増幅、検出方法 (2)

##### 操作 (a)

参考例1の第一オリゴヌクレオチド①0.1nmolと第二オリゴヌクレオチド②0.1nmolとを10μlのリガーゼ用反応液に加えた。94℃に2分間保った後50℃に5分間保温し、アニールさせた。

##### 操作 (b)

上記反応液に、TDE産性腸炎ピブリオの培養菌体から分離、部分精製したゲノム核酸1μgを加え、第一オリゴヌクレオチド①とアニールさせ、T4 DNAリガーゼ 1単位 (東洋紡製) を加え37℃で1時間反応させることにより、第一オリゴヌクレオチドの5'末端と3'末端を連結さ

せた。対照として、ゲノム核酸を混合しない反応液を用意した。

#### 操作 (c)

上記反応液10 $\mu$ lに水40 $\mu$ l、T7 RNAポリメラーゼ反応液50 $\mu$ l、およびT7 RNAポリメラーゼ 10 単位を加え、操作 (b) で連結した環状オリゴヌクレオチドを鋳型として、37℃で30分間保温することにより増幅反応を実施した。

#### 操作 (d)

その後、アガロースゲルで電気泳動し、常法によりナイロン膜GeneScreen plus (DuPont社製) にプロットした。ナイロン膜を6 $\times$ SSC、5 $\times$ デーンハート液、1mM EDTA、10 $\mu$ gの煮沸したサケ精子DNA (平均500塩基) を含む液100 $\mu$ l中で、60℃、1時間、ハイブリダイズした後、上記液に実施例1で調製したオリゴヌクレオチドプローブを加え、60℃で1時間、ハイブリダイズした。60℃の6 $\times$ SSC中でナイロン膜を十分洗浄した後、乾燥させた。X線フィルム (New AIF RX, 富士写真工業) を密着させ、-80℃で1昼夜感光させた。その結果、ゲノム核酸を加えた反応液では、高分子のRNAが合成されていたが、ゲノム核酸を含まない反応液では高分子のRNAの合成はみられなかった。

#### 【0042】 (実施例7)

参考例3のキットを用いた標的核酸の増幅、検出方法 (3)

#### 操作 (a)

参考例1の第一オリゴヌクレオチド①0.1nmolと第二オリゴヌクレオチド②0.1nmolとを、TDH産性腸炎ビブリオの培養菌体から分離、部分精製したゲノム核酸1 $\mu$ gと共に10 $\mu$ lのリガーゼ用反応液に加えた。94℃に2分間保った後50℃に5分間保温し、アニールさせた。対照として、ゲノム核酸を混合しない反応液を用意した。

#### 操作 (b)

次に、T4 DNAリガーゼ1単位 (東洋紡製) を加え37℃で1時間反応させ、第一オリゴヌクレオチドの5'末端と3'末端を連結させた。

#### 操作 (c)

上記反応液10 $\mu$ lに水40 $\mu$ l、下記反応液50 $\mu$ l、およびT7 RNAポリメラーゼ10単位を加え、操作 (b) で連結した環状オリゴヌクレオチドを鋳型として、増幅反応を実施した。

#### 操作 (d)

その後、アガロースゲルで電気泳動し、常法によりナイロン膜GeneScreen plus (DuPont社製) にプロットした。ナイロン膜を6 $\times$ SSC、5 $\times$ デーンハート液、1mM EDTA、10 $\mu$ gの煮沸したサケ精子DNA (平均500塩基) を含む液100 $\mu$ l中で、60℃、1時間、ハイブリダイズした後、上記液に実施例1で調製したオリゴヌクレオチドプローブを加え、60℃で1時間、ハイブリダイズした。30℃の6 $\times$ SSC中でナイロン膜を十分洗浄した後、乾燥さ

せた。X線フィルム (New AIF RX, 富士写真工業) を密着させ、-80℃で1昼夜感光させた。その結果、ゲノム核酸を加えた反応液では、高分子のRNAが合成されていたが、ゲノム核酸を含まない反応液では高分子のRNAの合成はみられなかった。

#### 【0043】 (実施例8)

参考例3のキットを用いた標的核酸の増幅、検出方法 (4)

#### 操作 (a)

参考例1の第一オリゴヌクレオチド①0.1nmolと、TDH産性腸炎ビブリオの培養菌体から分離、部分精製したゲノム核酸1 $\mu$ gとを共に10 $\mu$ lのリガーゼ用反応液に加えた。94℃に2分間保った後50℃に5分間保温し、アニールさせた。対照として、ゲノム核酸を混合しない反応液を用意した。

#### 操作 (b)

次に、T4 DNAリガーゼ1単位 (東洋紡製) を加え37℃で1時間反応させ、第一オリゴヌクレオチドの5'末端と3'末端を連結させた。

#### 操作 (c)

上記反応液10 $\mu$ lに、第二オリゴヌクレオチド②0.1nmolを加え、操作 (a) と同様の操作により、環状化した第一オリゴヌクレオチドにアニールさせた。次に反応液に水40 $\mu$ l、下記反応液50 $\mu$ l、およびT7 RNAポリメラーゼ10単位を加え、操作 (b) で連結した環状オリゴヌクレオチドを鋳型として、37℃で30分間保温することにより増幅反応を実施した。

#### 操作 (d)

その後、アガロースゲルで電気泳動し、常法によりナイロン膜GeneScreen plus (DuPont社製) にプロットした。ナイロン膜を6 $\times$ SSC、5 $\times$ デーンハート液、1mM EDTA、10 $\mu$ gの煮沸したサケ精子DNA (平均500塩基) を含む液100 $\mu$ l中で、60℃、1時間、ハイブリダイズした後、上記液に実施例1で調製したオリゴヌクレオチドプローブ③を加え、60℃で1時間、ハイブリダイズした。60℃の6 $\times$ SSC中でナイロン膜を十分洗浄した後、乾燥させた。X線フィルム (New AIF RX, 富士写真工業) を密着させ、-80℃で1昼夜感光させた。その結果、ゲノム核酸を加えた反応液では、高分子のRNAが合成されていたが、ゲノム核酸を含まない反応液では高分子のRNAの合成はみられなかった。

#### 【0044】 (実施例9)

参考例4のキットを用いた標的核酸の増幅、検出方法

#### 操作 (a)

参考例1の第一オリゴヌクレオチド①0.1nmolと、TDH産性腸炎ビブリオの培養菌体から分離、部分精製したゲノム核酸1 $\mu$ gとを10 $\mu$ lのリガーゼ用反応液に加えた。94℃に2分間保った後、50℃に5分間保温し、アニールさせた。対照として、ゲノム核酸を混合しない反応液を用意した。

## リガーゼ用反応液

66 mM Tris-HCl (pH7.6)  
6.6 mM MgCl<sub>2</sub>  
10 mM ジチオスレイトール  
66 μM ATP

## 操作 (b)

上記反応液10 μl に、第二オリゴヌクレオチド②0.1 μmol を加え、操作 (a) と同様の操作により、環状化した第一オリゴヌクレオチド①にアニールさせた。

## 操作 (c)

次に T4 DNA リガーゼ 1 単位 (東洋紡製) を加え、37℃ で 1 時間反応させ、第一オリゴヌクレオチドの 5' 末端と 3' 末端を連結させた。

## 操作 (d)

上記反応液に水 40 μl、Tth DNA ポリメラーゼ反応液 50 μl、および Tth DNA ポリメラーゼ 4 単位を加え、操作 (c) で連結した環状オリゴヌクレオチドを鋳型として、75℃ で 60 分間保温することにより増幅反応を実施した。

## Tth DNA ポリメラーゼ反応液

67 mM Tris-HCl (pH8.8)  
16.6 mM (NE<sub>4</sub>)<sub>2</sub>SO<sub>4</sub>  
6.7 mM MgCl<sub>2</sub>  
2 mM dATP, dGTP, dTTP  
2 mM <sup>32</sup>P-dCTP

## 操作 (e)

## 配列

GATGAGATAT TGTITGTITG TCAAACTCC CTATAGTGAG TCGIATTAA ACTATTCTAT 60  
AGTGTACCT AAATGATCCA CTAGTTCIAG AGCGGTTCC TCCCCCGGT TCT 113

【0046】配列番号: 2

配列の長さ: 17

配列の型: 核酸

トポロジー: 一本鎖

配列の種類: 他の核酸 合成DNA

## 配列

TAATACGACT CACTATA

【0047】配列番号: 3

配列の長さ: 25

配列の型: 核酸

トポロジー: 一本鎖

配列の種類: 他の核酸 合成DNA

配列の特徴

## 配列

CCCCGGTCT GATGAGATAT TGTTT

## 【図面の簡単な説明】

【図1】第一オリゴヌクレオチド (プローブヌクレオチド) の構造を示した図である。

【図2】本発明の原理を模式的に示した図である。

\*その後、アガロースゲルで電気泳動し、常法によりナイロン膜 GeneScreenplus (DuPont社製) にプロットした。ナイロン膜を十分洗浄した後、乾燥させ、X線フィルム (New AIF RX, 富士写真工業) を密着させ、-80℃ で 1 昼夜感光させた。その結果、ゲノム核酸を加えた反応液では、高分子のDNA が合成されていたが、ゲノム核酸を含まない反応液では高分子のDNA の合成は見られなかった。

## 【配列表】

10 【0045】配列番号: 1

配列の長さ: 113

配列の型: 核酸

鎖の数: 一本鎖

トポロジー: 直鎖状

配列の種類: 他の核酸 合成DNA

配列の特徴

特徴を表す記号: promoter

存在位置: 22..38

特徴を決定した方法: S

20 他の特徴: T7プロモーター配列と相補的な配列

存在位置: 1..18

他の特徴: 腸炎ビブリオTDH (Thermostable Direct Haemolysin) 遺伝子の105番目から126番目の配列

存在位置: 92..113

他の特徴: 腸炎ビブリオTDH (Thermostable Direct Haemolysin) 遺伝子の87番目から104番目のヌクレオチド配列

\*

## 30※配列の特徴

特徴を表す記号: promoter

存在位置: 1..17

特徴を決定した方法: S

他の特徴: T7プロモーターの配列を有する

※

17

★存在位置: 1..25

特徴を決定した方法: S

40 他の特徴: 腸炎ビブリオTDH (Thermostable Direct Haemolysin) 遺伝子の95番目から118番目の配列と相補的な配列を有する。

★

25

【図3】本発明の原理を模式的に示した図である。

【図4】実施例1~8において合成されたRNAの検出の結果を示す。

【図5】実施例9において合成されたDNAの検出の結果を示す。

50

27

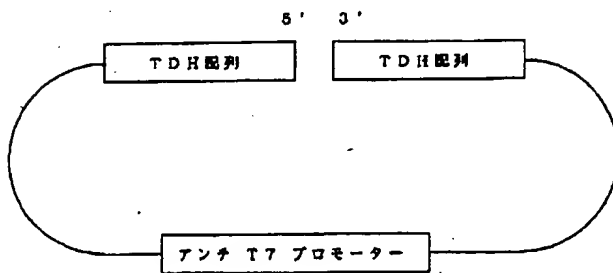
28

## 【符号の説明】

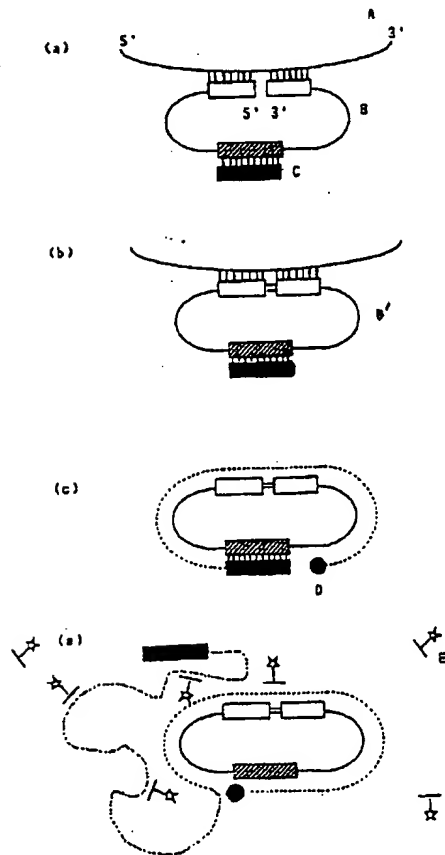
図2中、Aは標的核酸、Bは第一オリゴヌクレオチド（プローブヌクレオチド）、B'は環状化した第一オリゴヌクレオチド、Cは第二オリゴヌクレオチド（プライマーヌクレオチド）、Dは核酸ポリメラーゼ、Eは標識されたモノヌクレオチドを示す。図3中、Aは標的核酸、Bは第一オリゴヌクレオチド（プローブヌクレオチド）、B'は環状化した第一オリゴヌクレオチド、Cは第二オリゴヌクレオチド（プライマーヌクレオチド）、

Dは核酸ポリメラーゼ、Eはオリゴヌクレオチドプローブを示す。図4中、1、2、3、4、5、6、7、8はそれぞれ実施例1、2、3、4、5、6、7、8の結果に対応している。矢印は鋳型として用いたプローブヌクレオチド（B；113mer）の位置を示す。また、図中、+は反応液中にゲノム核酸を加えた場合、-は加えなかった場合を示す。図5中、1のレーンに反応液中にゲノム核酸を加えた場合、2のレーンに加えなかった場合を示す。

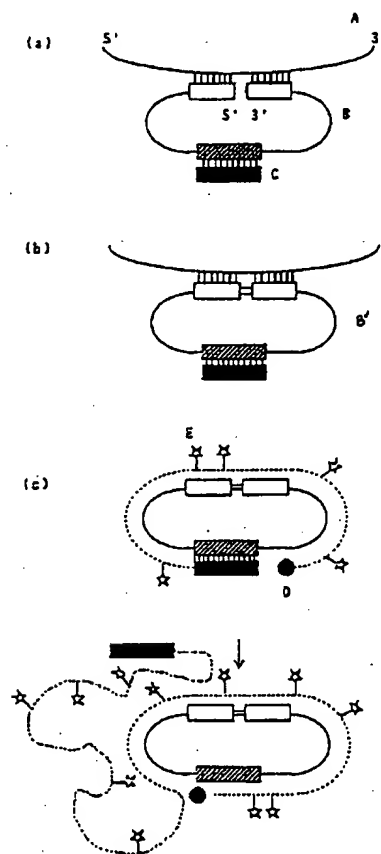
【図1】



【図3】

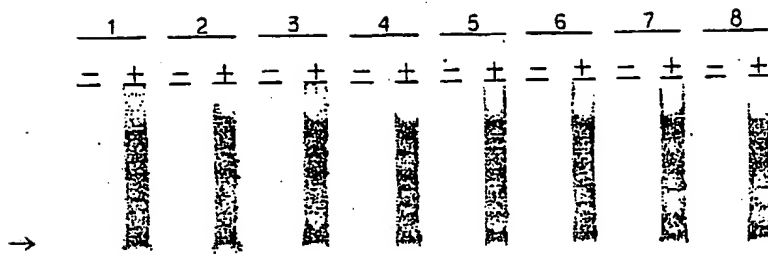


【図2】

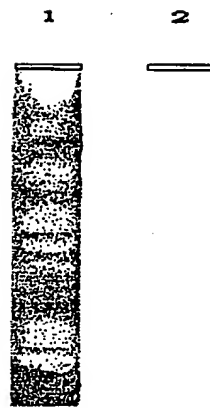




【図4】



【図5】



**This Page is Inserted by IFW Indexing and Scanning  
Operations and is not part of the Official Record**

**BEST AVAILABLE IMAGES**

Defective images within this document are accurate representations of the original documents submitted by the applicant.

Defects in the images include but are not limited to the items checked:

- ☐ **BLACK BORDERS**
- ☐ **IMAGE CUT OFF AT TOP, BOTTOM OR SIDES**
- ☐ **FADED TEXT OR DRAWING**
- ☐ **BLURRED OR ILLEGIBLE TEXT OR DRAWING**
- ☐ **SKEWED/SLANTED IMAGES**
- ☐ **COLOR OR BLACK AND WHITE PHOTOGRAPHS**
- ☐ **GRAY SCALE DOCUMENTS**
- ☐ **LINES OR MARKS ON ORIGINAL DOCUMENT**
- ☐ **REFERENCE(S) OR EXHIBIT(S) SUBMITTED ARE POOR QUALITY**
- ☐ **OTHER:** \_\_\_\_\_

**IMAGES ARE BEST AVAILABLE COPY.**

**As rescanning these documents will not correct the image problems checked, please do not report these problems to the IFW Image Problem Mailbox.**